PUBLICATION NUMBER PUBLICATION DATE

2003319734 11-11-03

APPLICATION DATE

: 02-05-02 : 2002130964

APPLICATION NUMBER

APPLICANT: JAPAN SCIENCE & TECHNOLOGY CORP;

INVENTOR:

MIYAKE KENSUKE;

INT.CL.

A01K 67/027 A01K 67/00 C12N 15/09 G01N 33/15 G01N 33/50

TITLE

MD-2 GENE-MODIFIED MODEL NONHUMAN ANIMAL

ABSTRACT :

PROBLEM TO BE SOLVED: To provide a method for building a model nonhuman animal knocking out a gene which involves in a mechanism recognizing LPS (lipopolysaccharide) which is a component of a galea of a gram-negative bacterium cell wall, detecting invasion of a gram-negative bacterium and responding to the LPS and to provide a method for carrying out evaluation of a function of a genetic substance of various kinds of animals by using the model nonhuman animal, screening of a functionally active substance for development of medicines and diagnosis for elucidating a morbid state.

SOLUTION: A mouse deleting a MD-2 gene which is an associated molecule of Toll-like receptor 4 (TLR4) recognizing a membrane component LPS of the gram-negative bacterium is built to build a LPS unresponsive nonhuman model animal. The present invention provides the method for carrying out evaluation of a function of a genetic substance of various kinds of animals by using the model nonhuman animal such as the mouse, screening of a functionally active substance for development of medicines and diagnosis for elucidating a morbid state.

COPYRIGHT: (C)2004,JPO

#### · (19)日本国特許庁(JP)

# (12) 公開特許公報(A)

(11)特許出願公開番号 特開2003-319734 (P2003-319734A)

(43)公開日 平成15年11月11日(2003.11.11)

(51) Int.Cl. <sup>7</sup>	識別記号	F [
A01K 67/0	27	A01K 67/027 2GU45
67/0	10	67/00 D 4 B 0 2 4
C 1 2 N 15/0	9 ZNA	C 0 1 N 33/15 Z
G01N 33/1	5	33/50 Z
33/5	50	C12N 15/00 ZNAA
		審査請求 未請求 請求項の数11 〇L (全 13 頁
(21) 出顧番号	特顧2002-130964(P2002-130964)	(71) 出願人 396020800
		科学技術振興事業団
(22) 扒顧日	平成14年5月2日(2002.5.%)	埼玉県川口市本町4丁目1番8号
		(72)発明者 三宅 健介
		東京都目黒区駒場3丁目6-15 東大駒場
		第 2 宿 今 202 号
		(74)代理人 10010/984
		弁理士 廣田 雅紀
		Fターム(参考) 20045 AA29 BB24 CB01 CB17
		4B024 AA11 CA02 DA02 EA02 FA10
		FA18 GA12 IIA12

### (54) 【発明の名称】 MD-2遺伝子改変モデル非ヒト動物

#### (57)【要約】

【課題】 グラム陰性菌細胞壁外葉の構成成分であるし PSを認識してグラム陰性菌の侵入を察知し、応答する 機構に関与する遺伝子をノックアウトしたモデル非ヒト 動物を構築すること、及び該モデル非ヒト動物を用いて の異種動物の遺伝子物質の機能の評価や、薬剤開発のた めの機能活性物質のスクリーニングや、病態解明のため の診断を行う方法を提供すること。

【解決手段】 グラム陰性菌の膜成分LPS(lipopoly saccharide)を認識するToll-like receptor 4 (TLR4)の会合分子であるMD-2遺伝子を欠損したマウスを構築し、LPS不応答性モデル非ヒト動物を構築した。本発明は、このマウスのような、非ヒトモデル動物を用いての異種動物の遺伝子物質の機能の評価や、薬剤開発のための機能活性物質のスクリーニングや、病態解明のための診断を行う方法を提供することよりなる。

## 【特許請求の範囲】

【請求項1】 TLR4の会合分子であるMD-2をコードする遺伝子機能が染色体上で欠損したことを特徴とするグラム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物。

【請求項2】 非ヒト動物が齧歯目動物であることを特徴とする請求項1記載のグラム陰性菌膜成分LPS不応 答性モデル非ヒト動物。

【請求項3】 齧歯目動物がマウスであることを特徴と する請求項2記載のグラム陰性菌膜成分LPS不応答性 モデル非ヒト動物。

【請求項4】 マウスが、MD-2遺伝子の全部又は一部の遺伝子フラグメントを、ボリAシグナルとマーカー 遺伝子をもつプラスミドに置換してターゲッティングベクターを構築し、該ターゲッティングベクターを線状化した後、胚幹細胞に導入し、MD-2遺伝子機能を欠損した標的胚幹細胞を、マウスの胚盤胞中にマイクロインジェクションし、キメラマウスを作製し、このキメラマウスと野生型マウスとを交配させてヘテロ接合体マウスを作製し、かかるヘテロ接合体マウスをインタークロスすることによって得られるMD-2ノックアウトマウスであることを特徴とする請求項3記載のグラム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物。

【請求項5】 MD-2遺伝子の第1エクソンをネオマイシン耐性遺伝子で置換し、ジフテリア毒素遺伝子をMD-2遺伝子の3、末端につないで、ターゲッティングベクターを構築したことを特徴とする請求項4記載のグラム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物。

【請求項6】 請求項1~5記載のグラム陰性菌膜成分 LPS不応答性モデル非ヒト動物に、被検物質を導入或 いは作用させ、その応答を測定・評価することを特徴と するグラム陰性菌膜成分LPS応答性物質の評価・スク リーニング方法。

【請求項7】 被検物質の導入が、ヒトMD-2遺伝子の塩基多型の導入であることを特徴とする請求項6記載のグラム陰性菌膜成分LPS応答性物質の評価・スクリーニング方法。

【請求項8】 請求項1~5記載のグラム陰性菌膜成分 LPS不応答性モデル非ヒト動物に、異種動物のMDー 2遺伝子を導入し、該モデル非ヒト動物に被検物質を作 用させて、その応答を測定・評価することを特徴とする グラム陰性菌膜成分LPS応答性物質の評価・スクリー ニング方法。

【請求項9】 異種動物のMD-2遺伝子が、ヒトのMD-2遺伝子であることを特徴とする請求項8記載のグラム陰性菌膜成分LPS応答性物質の評価・スクリーニング方法。

【請求項10】 請求項1~5記載のグラム陰性菌膜成分しPS不応答性モデル非ヒト動物に、異種動物のMD -2遺伝子を導入し、該モデル非ヒト動物にエンドトキ

シンショックを誘発して、その応答を測定・評価することを特徴とする異種動物MD-2遺伝子の非ヒト動物を 用いた診断法。

【請求項11】 異種動物のMD-2遺伝子が、ヒトのMD-2遺伝子であることを特徴とする請求項10記載の異種動物MD-2遺伝子の非ヒト動物を用いた診断注

## 【発明の詳細な説明】

#### [0001]

【発明の属する技術分野】本発明は、TLR4(Toll-like receptor 4)の会合分子であるMD-2をコードする遺伝子機能が染色体上で欠損したグラム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物及びその利用方法に関する。

### [0002]

【従来の技術】LPS(lipopolysaccharide)はグラム 陰性菌細胞壁外葉の主たる構成成分で、免疫担当細胞ば かりでなく、血管内皮細胞、線維芽細胞など様々な細胞 の活性化を誘導する。つまり、生体は分子或いは細胞レ ベルでLPSを認識することによって、グラム陰性菌の 侵入を察知している。LPSを認識しシグナルを伝達す る分子は、長い間検索されてきた結果、最近になってよ うやく明らかにされた。30年程前に見つかったC3H /HeJマウスはLPS低応答性を示すミュータントマ ウスである。同様なLPS低応答性を示すマウスとして C57BL/10ScCrも報告されていたが、これら のマウスの原因遺伝子がポジショナルクローニングによ ってTLR4 (Toll-like receptor 4) であると同定 \*\* (Poltrak, A. et al., Science, 282, 2085-208 8, 1998, Qureshi, S. et al., J. Exp. Med., 189, 61 5-625, 1999) 。

【0003】TLR4は、ショウジョウバエにおいて真菌を認識し感染防御を誘導する分子Tollのヒト及びマウスホモローグである(Rock、F. L. et al., Proc. Nat 1. Acad. Sci. USA, 95, 588-593, 1998)。長い間探し求められてきたLPS認識分子は、ハエからヒトにまで保存されている病原体認識分子の1つであることが確認された。しかしながら、LPS認識は多くの分子が関与するプロセスで、TLR4単独では説明できないことが明らかにされている。本発明者はTLR4のLPS認識を制御する分子として、RP105/MD-1、MD-2などを報告してきた。

【0004】LPS認識機構とTLRs (Toll-like receptors)の関係についても解明されてきた。LPSの活性中心はリピドAと呼ばれ、Nアセチルグルコサミン2分子に脂肪酸が結合したものである。リピドAにコア抗原、さらにO抗原とばれる糖類がつながったものがLPSである。LPSは低い濃度でもマクロファージ、B細胞、樹状細胞、好中球、血管内皮細胞、線維芽細胞など実に様々な細胞の活性化を誘導する。つまりこれらの

・・細胞はLPSを認識することができる。LPS認識機構は多くの分子が関わる複雑なプロセスである(実験医学Vol.19(2001)No.5, P81)。菌体上にあるLPSはまず、血清中のLPS結合タンパク質(LBP)によって外膜から遊離され、もう一つのLPS結合タンパク質であるCD14へ単体の形で転送される。(Wright, S.D. et al., Science, 249, 1431-1433, 1990、Pugen, J. et al., Immunity, 1, 509-516, 1994)。

【0005】CD14は血清タンパク質として血中に、 或いは細胞表面タンパク質として単球、マクロファージ 上に存在している。CD14/LPS複合体はLPS単 独の場合に比べて、100~10,000分の1の低い 濃度で細胞の活性化を誘導する(Wright, S. D., J. Im munol., 155,6-8,1995)。しかし、CD14は細胞質 内ドメインをもたないためにLPSシグナルを細胞内へ それ自身では伝達することができない。そこでLPSシ グナルを細胞内へ伝達するための新たなレセプター分子 の存在が指摘され、検索が続けられていた。最近ようや くそのLPSレセプターの実体がTLR4であると同定 された。

【0006】ハエのTollレセプターは、個体発生の際に 腹側への分化誘導シグナルを伝達するレセプター分子と して発見されたが、その後真菌感染を察知して感染防御 反応を誘導する役割をもっていることが報告された(Le maitre、B. et al., Cell、86、973-983、1996)。更 に、Tollによく似た分子TLR(Toll-like receptor) をマウスやヒトももっていることが1997年に明らか にされ、その1つであるTLR4が長い間謎であったし PS/エンドトキシン認識分子であった。ところが、細 胞株を用いた実験で、TLR4単独ではLPSを認識で きないという結果が報告された。

【0007】マウス I L-3 依存性細胞株 Ba/F3や ヒト腎臓由来293細胞株はそれ自身LPSに応答しな いし、これらの細胞にヒトTLR4を発現させたトラン スフェクタントもLPSに対する応答性は認められな い。その理由としてLPS応答にはTLR4に加えて他 の分子が必要である可能性が考えられた。本発明者はR P (radio-protective) 105の細胞外ドメインのLR R (leucine-rich repeat) がTLR4のそれとよく似 ていることに注目し、v-myb regulated geneの1つであ るMD-1がRP105と会合するところから、TLR 4もMD-1と会合するのではないかと考えた。しかし ながら両方の遺伝子を細胞株に発現させ、免疫沈降で共 沈降できるかどうかを調べたが有意な会合は検出できな かった。そこで、TLR4に会合するMD-1類似分子 の存在を想定し、データベースで検索を行い、ヒト妊娠 子宮由来の遺伝子を得ることに成功した(Shimazu, R. et al., J. Exo. Med., 189, 1777-1782, 1999、特開平 2000-262290号公報)。

【0008】この分子はアミノ酸160個からなり、M

D-1とアミノ酸で約23%一致していることから、MD-2という名前をつけた。ヒトMD-2をマウスIL-3依存性細胞株Ba/F3に単独で発現させても細胞表面には検出されないが、TLR4と共発現させると細胞表面で検出されるようになり、しかもその分布を共焦点レーザー顕微鏡で比較したところほぼ一致していた。さらに、抗ヒトTLR4モノクローナル抗体(HTA125)でTLR4を免疫沈降すると、MD-2が共沈された。これらの実験結果から、RP105/MD-1と同様にTLR4/MD-2複合体も細胞表面上に発現していることが確認された。

【0009】TLR4/MD-2複合体によるLPS認 識、シグナル伝達の機構を明らかにするために、TLR 4のLPS認識におけるMD-2会合の役割が検討され た。マウスIL-3依存性細胞株Ba/F3にヒトTL R4単独、或いはTLR4/MD-2複合体を発現さ せ、LPS刺激によるNF-κB活性化を、予めBa/ F3細胞株に導入しておいたNFーκBレポーター遺伝 子を用いたルシフェラーゼアッセイで調べた結果、TL R4単独ではLPS刺激によるNF-kBの活性化は検 出されなかったが、TLR4/MD-2複合体を発現し た細胞株はLPS応答性を示した。そこで、MD-2を 共発現させることによって、獲得されたLPS応答がT LR4を介しているかどうかを確認するために、TLR 4に対するモノクローナル抗体(HTA125)を加え たところ、LPS刺激によるNFーκB活性化が特異的 に阻害された。(実験医学Vol.19(2001)、No.5、P8 3) 。したがって、TLR4/MD-2複合体がLPS を認識し、シグナルを伝達していることが明らかになっ

【0010】上記するようなこれまでの結果は、全て細 胞株を用いた実験であり、正常細胞においてTLR4/ MD-2の発現やそのLPS認識について検討する必要 があった。本発明者は新たに、マウスTLR4/MD-2複合体を特異的に認識するモノクローナル抗体 (MT S510)の確立に成功した(Akashi, S. et al., J. Immunol., 164、3471-3475、2000)。この抗体を用いて 腹腔マクロファージを染色したところ、TLR4/MD -2複合体の発現が確認された。また、LPS刺激で誘 導される腫瘍壊死因子(tumor necrosis factor: TN F)の産生をこの抗休は特異的に抑制した。更に、LP Sで腹腔マクロファージを刺激すると、細胞表面上のT LR4/MD-2複合体の発現が低下した。この発現低 下はng/mlという低濃度のLPS刺激でもみられる が、ペプチドグリカンなど他の病原体由来の物質による 刺激では認められなかった。またCD14など他の細胞 表面分子では同様な発現低下は認められず、TLR4/ MD-2に特異的な現象であった(Nomura, F. et al., J. Immunol., 164, 3476-3479, 2000).

【0011】これらの結果から、TLR4/MD-2は

正常マクロファージ表面上にも発現しており、LPSの 認識やシグナル伝達を可っていることが明らかとなっ た。TLR4やMD-2はともに広範に発現されてお り、マクロファージばかりでなく、線維芽細胞や血管内 皮細胞など、非免疫担当細胞においてもTLR4/MD 2複合体がLPS認識にかかわっている可能性があ

る。 【0012】以上のとおり、近年、グラム陰性菌細胞壁 外葉の構成成分であるLPSを認識してグラム陰性菌の 進入を察知し、応答する機構における、TLR4及びそ の会合分子であるMD-2の役割については、徐々にそ の解明が進んできた。しかし、これまでの結果は、遺伝 子や細胞レベルの実験を主とするものであり、今後は解 析の方向として、TLR4の病原体認識機構を更に分子 レベルで明らかにするとともに、生体レベルの更なる解 明が期待されている。

#### [0013]

【発明が解決しようとする課題】本発明の課題は、グラ ム陰性菌細胞壁外葉の構成成分であるLPSを認識して グラム陰性菌の侵入を察知し、応答する機構の生体レベ ルでの解明を目的として、該機構関与遺伝子をノックア ウトしたモデル非ヒト動物を構築すること、及び該モデ ル非ヒト動物を用いての異種動物の遺伝子物質の機能の 評価や、薬剤開発のための機能活性物質のスクリーニン グや、病態解明のための診断を行う方法を提供すること にある。

## [0014]

【課題を解決するための手段】Toll-like receptor 4 (TLR4)はグラム陰性菌の膜成分LPS (lipopoly saccharide)を認識する。本発明者は、TLR4に会合 する分子MD-2を取得し、TLR4によるLPS認識 に重要であることを細胞株を用いて解明してきた。今 回、上記課題を解決するためにMD-2週伝子を欠損し たマウスを構築し、そのマウスがLPSに全く応答しな いことからMD-2が生体レベルでもLPS応答に必須 の分子であることを確認した。本発明は、このマウスの ような、非ヒトモデル動物を用いての異種動物の遺伝子 物質の機能の評価や、薬剤開発のための機能活性物質の スクリーニングや、病態解明のための診断を行う方法を 提供することよりなる。

【0015】本発明のMD-2遺伝子を欠損した非ヒト モデル動物は、特にLPSが関与する疾患の解明や治療 法の開発に利用できるものである。即ち、リポ多糖(L PS; lipopolysaccharide) はグラム陰性細菌の膜構成 成分の一つで強く免疫細胞、血管内皮細胞などを活性化 する。その強い活性のために多くの疾患との関連が指摘 されている。特に重篤な疾患がエンドトキシンショック である。この疾患はLPSによる免疫系の活性化によっ てサイトカインが過剰に産生されることが原因で、ショ ック状態に陥る疾患であり、多くの場合死に至る。多く

の疾患で制御しきれなくなった最後に、エンドトキシント ショックで死亡することが多く、病院内での死因として 重要である。エンドトキシンショック治療薬の開発は遅 れているが、その原因としてLPSの認識機構そのもの が明らかになっていなかったことが挙げられる。特に、 LPSを認識し、活性化シグナルを伝達する分子は長い 間謎であったが、最近その認識分子の本体がToll-like receptor 4(TLR4)と、その細胞外ドメインに会 合するMD-2によって構成されるTLR4/MD-2 であることが明らかになった。

【0016】MD-2分子は、細胞外に分布する分子 で、TLR4と会合する可能性も指摘されていたが、エ ンドトキシンショックに対する治療薬開発において、T LR4ばかりでなく、MD-2も標的分子となりうるか どうか、明らかにすることが重要であった。そのために は、生体内でMD-2がTLR4によるLPS応答にど れだけ寄与しているか明らかにする必要があった。本発 明者は、今回、MD-2遺伝子改変マウス(MD-2遺 伝子機能欠損 (ノックアウト) マウス) を作製し、MD -2が欠損した状態におけるLPS応答を調べた。その 結果、今までのところ、MD-2遺伝子機能欠損(ノッ クアウト)マウスのLPS応答は完全に欠損していた。 また、エンドトキシンショックを誘発しても、MD-2 ノックアウトマウスは抵抗性を示した。この結果はMD -2が生体内でのTLR4によるLPS認識、シグナル 伝達に必須の分子であると同時に、エンドトキシン疾患 の原因でもあることを示している。したがって、TLR 4と同様にLPS関連疾患の新規治療薬開発のための標 的分子となりうることをMD-2遺伝子機能欠損(ノッ クアウト)マウスが示したことになる。

【0017】本発明の遺伝子改変非ヒトモデル動物は、 MD-2遺伝子機能を欠損させたものであるが、本発明 の特徴として、マウスMD-2を標的分子とする利点と して最も重要な点はLPSに特異的なことである。TL R4あるいはその下流のMyD88などのシグナル伝達 分子を標的とすると、多のTLRと共通しているため、 他のTLRへの影響を考慮する必要がある。その点、M D-2はTLR4に特異的であり、MD-2を標的とす る薬剤においては他のTLRへの影響を心配する必要は 無い。さらにMD-2はTLR4と異なり、アミノ酸1 60個と比較的小さく、また分泌タンパク質で膜貫通部 位も持たない。そのため構造生物学的解析が比較的容易

【0018】本発明のMD-2遺伝子機能を欠損させた 非ヒトモデル動物は、ペプチドや組換えタンパク質など を薬剤として開発する上で、特に有利である。MD-2 を標的とする薬剤を開発する上で、重要なことはスクリ ーニングシステムである。例えば、動物実験を行う上 で、MD-2ノックアウトマウスにヒトのMD-2を発 現させることで、よりヒトに近い動物実験が可能とな

..る。また、エンドトキシンショックへの感受性に関わる ヒトMD-2の1塩基多型(SNIP)機能解析におい てもMD-2フックアウトマウスを利用することができ る。MD-2遺伝子機能を欠損させたノックアウトマウ スにいろいろなSNIPを持つヒトのMD-2を発現さ せ、エンドトキシンショックを誘発することで、それぞ れのSNIPの評価が可能となる。このように、本発明 のMD-2遺伝子機能を欠損させた非ヒトモデル動物 は、LPSが関与する疾患の診断、治療法の開発に有利 に利用することができるものである。

【0019】すなわち木発明は、TLR4の会合分子で あるMD-2をコードする遺伝子機能が染色体上で欠損 したことを特徴とするグラム陰性菌膜成分しPS不応答 性モデル非ヒト動物 (請求項1) や、非ヒト動物が齧歯 目動物であることを特徴とする請求項1記載のグラム陰 性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物(請求項 2)や、齧歯目動物がマウスであることを特徴とする請 求項2記載のグラム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル 非ヒト動物(請求項3)や、マウスが、MD-2遺伝子 の全部又は一部の遺伝子フラグメントを、ポリAシグナー ルとマーカー遺伝子をもつプラスミドに置換してターゲ ッティングベクターを構築し、該ターゲッティングベク ターを線状化した後、胚幹細胞に導入し、MD-2遺伝 子機能を欠損した標的胚幹細胞を、マウスの胚盤胞中に マイクロインジェクションし、キメラマウスを作製し、 このキメラマウスと野生型マウスとを交配させてヘテロ 接合体マウスを作製し、かかるヘテロ接合体マウスをイ ンタークロスすることによって得られるMD-2ノック アウトマウスであることを特徴とする請求項3記載のグ ラム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物(請 求項4)や、MD-2遺伝子の第1エクソンをネオマイ シン耐性遺伝子で置換し、ジフテリア毒素遺伝子をMD - 2遺伝子の3、末端につないで、ターゲッティングベ クターを構築したことを特徴とする請求項4記載のグラ ム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物(請求 項5)からなる。

【0020】また本発明は、請求項1~5記載のグラム 陰性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物に、被検物質を導入或いは作用させ、その応答を測定・評価することを特徴とするグラム陰性菌膜成分LPS応答性物質の導入が、ヒトMD-2遺伝子の塩基多型の導入であることを特徴とする請求項6記載のグラム陰性菌膜成分LPS応答性物質の評価・スクリーニング方法(請求項7)や、請求項1~5記載のグラム陰性菌膜成分LPS 不応答性モデル非ヒト動物に、異種動物のMD-2遺伝子を導入し、該モデル非ヒト動物に被検物質を作用させて、その応答を測定・評価することを特徴とするグラム 陰性菌膜成分LPS応答性物質の評価・スクリーニング方法(請求項8)や、異種動物のMD-2遺伝子が、ヒ

トのMD-2遺伝子であることを特徴とする請求項8記載のグラム陰性菌膜成分LPS応答性物質の評価・スクリーニング方法(請求項9)や、請求項1~5記載のグラム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物に、異種動物のMD-2遺伝子を導入し、該モデル非ヒト動物にエンドトキシンショックを誘発して、その応答を測定・評価することを特徴とする異種動物MD-2遺伝子の非ヒト動物を用いた診断法(請求項10)や、異種動物のMD-2遺伝子が、ヒトのMD-2遺伝子であることを特徴とする請求項10記載の異種動物MD-2遺伝子の非ヒト動物を用いた診断法(請求項11)からなる。

#### [0021]

【発明の実施の形態】本発明は、グラム陰性菌の膜成分LPS (lipopolysaccharide)を認識するToll-like receptor 4 (TLR4)の会合分子であるMD-2をコードする遺伝子機能を染色体上で欠損させ、グラム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物を構築することよりなる。非ヒト動物としては、齧歯目動物が有利に利用され、該齧歯目動物としては、特にマウスが有利に用いることができる。MD-2をコードする遺伝子を取得するには、公知のMD-2遺伝子配列からプローブを作製し、該プローブを用いて、遺伝子ライブラリーからスクリーニングにより、全MD-2遺伝子或いは一部の遺伝子フラグメントを取得し、用いることが出来る。また、例えば、マウスMD-2遺伝子のように、市販の遺伝子クローン(ゲノムシステムズ社(St. Louis, Mの))を用いることもできる。

【0022】MD-2遺伝子機能を欠損した非ヒトモデ ル動物を構築するには、MD-2遺伝子の全部又は一部 の遺伝子フラグメントを、ポリAシグナルとマーカー遺 伝子をもつプラスミドに置換してターゲッティングベク ターを構築し、該ターゲッティングベクターを線状化し た後、胚幹細胞に導入し、MD-2遺伝子機能を欠損し た標的胚幹細胞を、非ヒト動物の胚盤胞中にマイクロイ ンジェクションし、キメラ非ヒト動物を作製し、このキ メラ非ヒト動物と野生型非ヒト動物とを交配させてヘテ 口接合体非ヒト動物を作製し、かかるヘテロ接合体非ヒ ト動物をインタークロスすることによってMD-2ノッ クアウト非ヒト動物を得ることよりなる。本発明におけ る実施例においては、ターゲッティングベクターの構築 に際し、MD-2遺伝子の第1エクソンをネオマイシン 耐性遺伝子で置換し、ジフテリア毒素遺伝子をMD-2 遺伝子の3、末端につないで、ターゲッティングベクタ ーを構築した。

【0023】本発明のグラム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル非ヒト動物の作製方法を、MD-2遺伝子機能を欠損したノックアウトマウスを例にとって説明する。市販の遺伝子クローン(ゲノムシステムズ社(St. Louis, MO))から入手したMD-2遺伝子クローンをサブ

クローンし、DNAシーケンシングにより特定したMD - 2遺伝子クローン、を用意する。このMD - 2をコー ドする遺伝子の全部又は一部をネオ遺伝子カセット等に 置換し、3°末端側にジフテリアトキシンAフラグメン ト(DT-A)遺伝子や単純ヘルベスウイルスのチミジ ンキナーゼ (HSV‐tk) 遺伝子等の遺伝子を導入す ることによって、ターゲットベクターを作製する。

【0024】この作製されたターゲティングベクターを 線状化し、エレクトロポレーション(電気穿孔)法等に よってES細胞に導入し、相同的組換えを行い、その相 同的組換え体の中から、G418やガンシクロビア(G ANC)等の抗生物質により相同的組換えを起こしたE S細胞を選択する。また、この選択されたES細胞が目 的とする組換え体かどうかをサザンブロット法等により 確認することが好ましい。その確認されたES細胞のク ローンをマウスの胚盤胞中にマイクロインジェクション し、かかる胚盤胞を仮親のマウスに戻し、キメラマウス を作製する。このキメラマウスを野生型マウスとインタ ークロスさせると、ヘテロ接合体マウス (F1マウス: +/-)を得ることができ、また、このヘテロ接合体マ ウスをインタークロスさせることによって、本発明のM D-2ノックアウトマウスを作製することができる。 ま た、MD-2ノックアウトマウスにおいてMD-2が生 起しているかどうかを確認する方法としては、例えば、 上記の方法により得られたマウスからRNAを単離して ノーザンブロット法等により調べたり、またこのマウス におけるMD-2の発現をウエスタンブロット法等によ り調べる方法がある。

【0025】また、作出されたMD-2ノックアウトマ ウスがグラム陰性菌膜成分LPS不応答性であること は、例えば、急性反応期タンパク質である血清アミロイ ドA (SAA)の誘導、或いは、LPSで誘導したエン ドトキシンショック下における生存、TNFや1L6の ようなサイトカインの過剰産生の状況を測定することに より確認することができる。

【0026】本発明のグラム陰性菌膜成分LPS不応答 性モデル非ヒト動物は、塩基配列のような被検物の導入 や、ペプチドや組み換えタンパク質のような被検物質を 作用させて、その応答を測定・評価することにより、L P S 応答性物質の評価・スクリーニングを行い、MD-2を標的とする薬剤の開発に用いることが出来る。ま た、本発明のグラム陰性菌膜成分LPS不応答性モデル 非ヒト動物は、ヒトMD-2遺伝子の塩基多型(SNI P)のような、異種動物のMD-2遺伝子を導入し、異 種動物を用いて異種動物のMD-2遺伝子の機能解析を 行うことができる。例えば、グラム陰性菌膜成分LPS 不応答性モデルマウスに、いろいろなSNIPを持つヒ トMD-2遺伝子を発現させ、エンドトキシンショック を誘発することで、それぞれのSNIPの評価が可能と なる。

【0027】更に、本発明のグラム陰性菌膜成分LPS・・ 不応答性モデル非ヒト動物は、該動物に、異種動物のM D-2遺伝子を導入し、該モデル非ヒト動物にエンドト キシンショックを誘発して、その応答を測定・評価する ことことにより異種動物MD-2遺伝子の診断を行うこ とができる。例えば、グラム陰性菌膜成分LPS不応答 性モデルマウスに、ヒトのMD-2遺伝子を導入し、該 モデルマウスにエンドトキシンショックを誘発して、そ の応答を測定・評価することことにより、マウスを用い てヒトMD-2遺伝子の診断を行うことができる。

[0028]

【実施例】以下、実施例により本発明をより具体的に説 明するが、本発明の技術的範囲はこれらの例示に限定さ れるものではない。

[材料と方法]

(試薬、細胞、マウス)大腸菌由来のリポ多糖(LP S)、その活性中心であるリピドA(サルモネラ菌由 来)、リボタイコ酸(ブドウ球菌由来)はSigma社(St. Louis, MO) 製のものを使用した。ブドウ球菌由来のペ プチドグリカンはFluka社製のものを使用した。 オリゴ DNAは北海道システムサイエンス社製のものを使用し た。D-GalacosamineはSigma社製のものを使用した。

【0029】(MD-2ノックアウトマウス作製) MD - 2遺伝子クローンはゲノムシステムズ社 (St. Louis, MO) 製のものを使用した。その遺伝子の第1エクソン をネオマイシン耐性遺伝子で置換した。ジフテリア毒素 遺伝子はMD-2遺伝子の3、末端につないだ。線状に したDNAをE14由来ES細胞に導入し、G418耐 性で、ジフテリア遺伝子で死ななかったESクローンを 得た。そのなかで、MD-2遺伝子が組み換えられたク ローンを1個得た。このクローンを日本SLC社に送 り、キメラマウス作製を依頼した。そのマウスをC57 BL/6と交配し、ESクローン由来のヘテロ、さらに ヘテロ同士の交配によりホモのマウスを得た。

【0030】(リバーストランスクリプターゼーPCR (RT-PCR))骨髄由来マクロファージの全RNA を和光純薬工業社製のISOGENを用いて抽出し、それから c DNAを合成した。アクチン、MD-2、TLR4の 遺伝子の増幅は以下のプライマーを用いて行った。プラ イマーの配列は、次のとおり:

mouse (m)  $\beta$ -actin-sense, 5'-GAGAGGGAAATCGTGCGTGAC ATC-3'; 配列番号1

m $\beta$ -actin anti-sense, 5'-GAATGTAGTTTCATGGATGCC-3';配列番号2

mMD-2 sense, 5'-ATGTTGCCATTT- ATTCTCTTTTCGACG-3'; 配列番号3

mMD-2 anti-sense, 5'-ATTGACATCACGGCGGTGAATGATG-3'; 配列番号4

mTLR4 sense, 5'-TATCCACTGTAGCATTTCTGATATACC-3';配 列番号5

. mTLR4 anti-sense, 5'-CTCTGCTGTTTGCTCAGGATTCGAGGC-3':配列番号6

【0031】(B細胞精製、活性化)マウス脾臓B細胞 は、DYNAL社製のDynaビーズに抗CD43抗体S7をつ けたものを用いてT細胞を除去することで精製した。精 製したB細胞は96穴プレートに2×10<sup>b</sup>/ウェルで 蒔き、LPSやRP105に対する抗体で刺激した。培 養3日目にトリチウム標識のサイミジンを加え、6時間 皿に培養した後にそのDNAをグラスフィルターに回収 し、取り込まれたトリチウムのカウントを測定すること で、増殖反応を測定した。

【0032】(樹状細胞の誘導、活性化)骨髄細胞を2 4穴プレートに1×106/ウェルで蒔き、マウスGM -CSF存在下で6日間培養した後に、リビドA、Cp Gなどで刺激し、サイトカイン産生などを測定した。

【0033】(マクロファージの誘導、活性化)骨髄細 胞を10cmディッシュにM-CSF存在下で7日間培 養した細胞を用いた。細胞を回収した後、リピドAやC p Gで刺激し、サイトカインの産生を測定した。

【0034】(サイトカイン産生) ELISA (Enzyme -linked immunoadsorbent assay) { dBiosource Interna tioinal社製のキットを用いて行った。

【0035】(細胞の染色)細胞は抗体で染色した後に フローサイトメーター (ベクトンディッキンソン社製、 FACScan)を用いて解析した。

【0036】(胎児由来線維芽細胞の確立とレトロウィ ルスを用いた遺伝子導入法)マウス胎児由来線維芽細胞 は約13.5日からの胎児から確立した。レトロウィル スを用いた遺伝子導入にはPLAT-E細胞(東大医科 研、北村俊雄先生より分与) にベクターを導入してレト ロウィルスの産生を誘導した。産生されたウィルスを胎 児由来線維芽細胞に感染させることで、遺伝子を導入し

【0037】(共焦点レーザー顕微鏡を用いた解析) 3.5cmディッシュに蒔いておいた細胞をバッファー で洗い、3.7%ホルムアルデヒドで固定する。その後 0.2%のTritonX-100で膜に穴をあけてからフラッグ に対するビオチン化抗体とインキュベートする。細胞を 洗った後にテキサスレッド標識ストレプトアビジンでフ ラッグを染色した。ゴルジ体、小胞体を染色するにはBO DIPY FL-ceramide、ER-tracker(Molecular Probe社 製)をそれぞれ用いた。共焦点レーザーはZeiss社のLSM 510を用いた。

#### 【0038】[実験結果]

(MD-2遺伝子改変マウスの作製)MD-2の免疫系 における役割を明らかにするためにMD-2遺伝子改変 マウスを作製した。MD-2遺伝子の第1エクソンはア ミノ末端の37個のアミノ酸をコードするが、そのエク ソンをネオマイシン耐性遺伝子に置き換えた(図1 a)。ホモのマウスはサザンハイブリダイゼーションで

確認し(図1b)、そのマウスの骨髄から誘導したマク ロファージでのMD-2 mRNAの発現をRT-PC Rで調べても検出されなかった(図1c)。タンパク質 の発現はMTS510というモノクローナル抗体で確認 した。この抗体はTLR4に対する抗体であるが、TL R4単独には反応せず、TLR4/MD-2複合体にの み反応する。この抗体で骨髄由来マクロファージを染色 しても発現は検出されなかった(図1d)。MD-2の 発現が欠損していてもRP105、MD-1、CD14 の発現に異常は認められなかった(図1d)。MD-2 は神経系や血液系の細胞に、発生初期からその発現が報 告されている。MD-2ノックアウトマウスは健康に生 まれ、肉眼的所見、フローサイトメトリーによる所見で は特にこれらの臓器に異常は認められなかった。

【0039】(ビトロにおけるB細胞、マクロファー ジ、樹状細胞のLPS応答性) 脾臓からB細胞を精製 し、リピドAで刺激し、B細胞活性化による細胞表面分 子CD86の発現上昇と増殖反応を調べたところ、野生 型のB細胞では反応が認められたが、MD-2欠損B細 胞では全く反応しなかった。MD-2欠損B細胞はTL R9のリガンドであるCqGや抗RP105抗体には問 題なく反応した(図2a~b)。次に骨髄細胞から誘導 したマクロファージをリビドA、TLR2リガンドペプ チドグリカン、TLR9リガンドCqGで刺激し、サイ トカインの産生をELISAで測定した。MD-2欠損 マクロファージは腫瘍壊死因子(TNF)もIL-6も 産生しなかった(図3a)。またリボテイコ酸に対して もMD-2欠損マクロファージは反応しなかった。樹状 細胞は自然免疫と獲得免疫の連携に重要な役割を持つ細 胞である。骨髄細胞からGM-CSFで誘導した樹状細 胞をリピドAで刺激した。野生型樹状細胞はIL-12 を産生し、CD86やCD40の発現上昇を示したが、 MD-2欠損樹状細胞はCpGに反応し、リビドAには 反応しなかった(図3b、c)。

【0040】(ビボにおけるLPS応答) CD14はL PS応答に重要であるが、中にはTLR4に依存する が、CD14には依存しない反応もある。急性反応期タ ンパク質である血清アミロイドA(SAA)の誘導もそ のひとつである。そこでSAAの誘導におけるMD-2 の役割を調べてみた。MD-2ノックアウトマウスにL PSを投与し、血中のSAAの濃度を測定したところ、 野生型マウスではSAAが誘導されたが、MD-2ノッ クアウトマウスでは誘導されなかった(図4a)。

【0041】次にエンドトキシンショックをLPSで誘 導し、MD-2の役割を調べてみた。LPSと、その毒 性を増幅させるガラクトサミンを同時に投与したとこ ろ、野生型マウスはすべて10時間以内に死亡したが、 MD-2ノックアウトマウスはすべて生き残った(図4 b)。エンドトキシンショックによる死亡としてTNF やIL-6などのサイトカインの過剰産生がその一因と

して挙げられる。そこで、LPSとガラクトサミン投与後に採血し、血中のサイトカインを測定したところ、野生型ではTNF、1Lー6、1Lー12の産生が誘導されたが、MDー2ノックアウトマウスでは産生が認められなかった(図4c)。大量のLPS単独投与でもエンドトキシンショックは誘導されるが、その系でもMDー2ノックアウトマウスは野生型マウスに比べて低反応性を示した(図4d)。最後にグラム陰性菌ネズミチフス菌の感染実験を行った。野生型マウスに比べてMDー2ノックアウトマウスは細菌感染に対する反応性が低くなり、細菌感染防御機能が低下する結果、ネズミチフス菌の感染により、死亡率が上昇した(図4e)。

【0042】(TLR4の細胞内分布におけるMD-2 の役割) 本発明者は最近RP105の細胞表面への発現 にMD-1が必須であることを報告した。MD-1とM D-2が類似していることを考慮するとMD-2もTL R4の細胞内での分布に影響している可能性がある。そ の点を明らかにするために胎児由来線維芽細胞 (EF) 細胞を確立し、TLR4遺伝子を導入して発現させ、そ の分布をTLR4につけておいたFLAGタグを染色す ることで調べた(図5:参考写真1参照)。野生型EF 細胞ではTLR4は細胞内の核周辺と細胞表面に検出さ れた。細胞表面では興味深いことにLeading Edgeと呼ば れる部位にその発現が集中していた。一方MD-2欠損 EF細胞では細胞表面への発現が認められず、核周辺の 細胞内にのみTLR4が検出された(図5a)。細胞内 での局在を明らかにするためにゴルジ体、小胞体のマー カーとしてそれぞれセラミド、ERトラッカーによる染 色を同時に行ったところ、MD-2欠損EF細胞は細胞 内のゴルジ体に集積している事が明らかになった(図5 b)。これらの結果はMD-2がTLR4の細胞内にお ける分布の制御に重要な役割をなしていることを示している。

### [0043]

【発明の効果】グラム陰性菌細胞壁外葉の構成成分であ るLPSを認識してグラム陰性菌の侵入を察知し、応答 する機構における、TLR4及びその会合分子であるM D-2の役割については、徐々にその解明が進んでき た。しかし、これまでの結果は、遺伝子や細胞レベルの 実験を主とするものであった。本発明においては、グラ ム陰性菌の侵入を察知し、応答する機構に関与するMD - 2遺伝子をノックアウトしたモデル非ヒト動物を構築 することに成功し、TLR4会合分子であるMD-2の 役割について生体レベルでの解明を可能とした。更に、 本発明におけるMD-2遺伝子をノックアウトしたモデ ル非ヒト動物の構築により、該ノックアウト非ヒトモデ ル動物を用いて、異種動物の遺伝子物質の機能の評価 や、薬剤開発のための機能活性物質のスクリーニング や、病態解明のための診断を行う方法の提供を可能とし た。本発明のMD-2遺伝子をノックアウトしたモデル 非ヒト動物の優れた点として、本発明においてはMD-2を標的分子としたので、例えばTLR4やその下流の MyD88などのシグナル伝達分子を標的とした場合の ように他のTLRへの影響を考慮する必要がなく、LP Sに特異的に標的を絞ることができるということであ る。したがって、本発明のノックアウト非ヒトモデル動 物を用いた薬剤の開発に際しても、MD-2に特異的に 作用する薬剤を開発することが可能で、薬剤開発上、有 利となる。

【0044】 【配列表】

SEQUENCE LISTING

<110> JAPAN SCIENCE AND TECHNOLOGY CORPORATION

<120> Generation of MD-2 gene-modified mouse

<130> A211P02

<140>

<141>

<160> 6

<170> PatentIn Ver. 2.1

<210> 1

<211> 24

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: mouse (m)beta-actin-sense

<400> 1

gagagggaaa togtgogtga cato

<210> 2

<211> 21 <212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence:m-beta-actin anti-sense <400> 2 21 gaatgtagtt teatggatge e <210> 3 <211> 27 <212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence:mMD-2 sense <400> 3 atgttgccat ttattctctt ttcgacg 27 <210> 4 <211> 25 <212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence:mMD-2 anti-sense <400> 4 25 attgacatca cggcggtgaa tgatg <210> 5 <211> 27 <212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence:mTLR4 sense 27 tatecactgt ageatttetg atatace <210> 6 <211> 27 <212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence:mTLR4 anti-sense <400> 6 27 ctctgctgtt tgctcaggat tcgaggc

### 【図面の簡単な説明】

【図1】本発明の実施例において、作製したMD-2遺伝子改変マウスの第1エクソン部の遺伝子構造(1a)、ホモのマウスのサザンハイブリダイゼーションの確認の結果(1b)、MD-2mRNAの発現をRT-PCRで調べた結果(1c)、タンパク質の発現をモノ

クロナール抗体で確認した結果(1d)、MD-2の発現が欠損した場合の、RP105, MD-1、CD14の発現への影響(1d)を示す図である。

【図2】本発明の実施例において、作製したMD-2遺伝子改変マウスの脾臓から採取したB細胞のビトロにおけるLPS応答を試験した結果を示す図である。

【図3】本発明の実施例において、作製したMD-2遺伝子改変マウスの骨髄細胞から誘導したマクロファージや樹状細胞のLPS応答を試験した結果を示す図である。

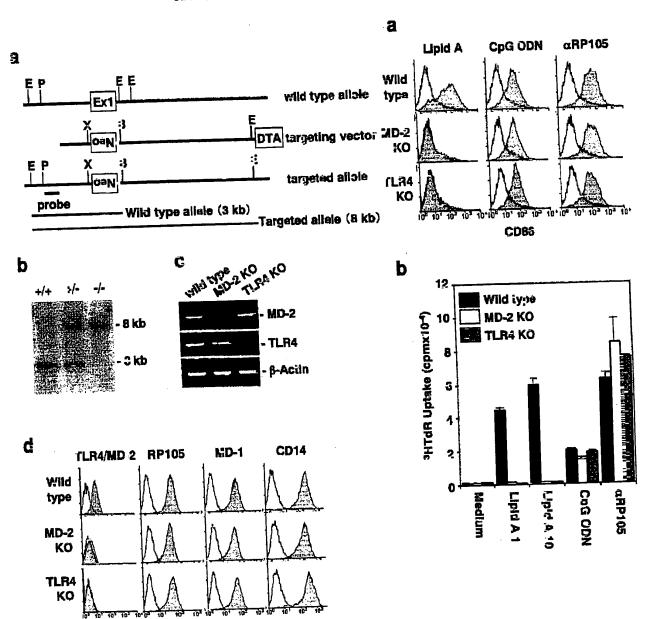
【図4】木発明の実施例において、作製したMD - 2遺伝子改変マウスのビボにおけるLPS応答試験において、SAA誘導の結果(4a)、ガラクトサミンを投与したエンドトキシンショック付与における生存の結果

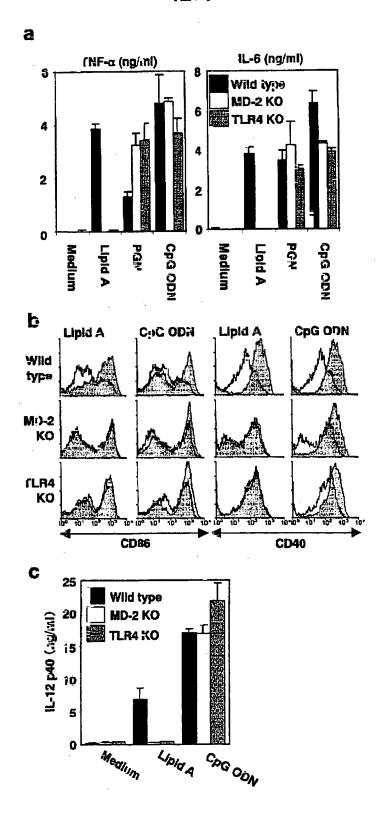
 $(4\,\mathrm{b})$ 、血中のサイトカインを測定した結果( $4\,\mathrm{c}$ )、大量のLPS単独投与における生存率の野生型マウスとの比較の結果( $4\,\mathrm{d}$   $\sim$   $\mathrm{e}$ )を示す図である。

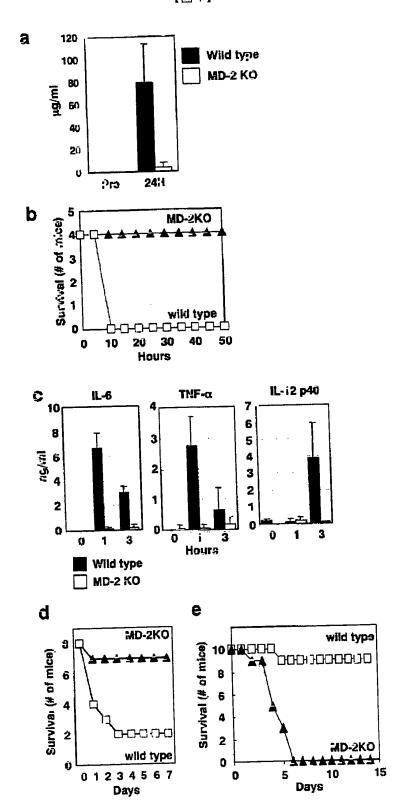
【図5】本発明の実施例において、作製したMD-2遺伝子改変マウスから確立した胎児由来線維芽細胞におけるTLR4の局在を調べた結果である。野生型の線維芽細胞との比較(a)およびゴルジ体や小胞体のマーカーとの2重染色を示す(b)図である。

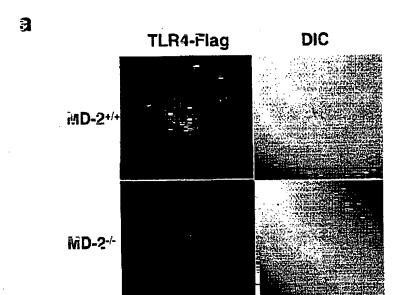
【図1】

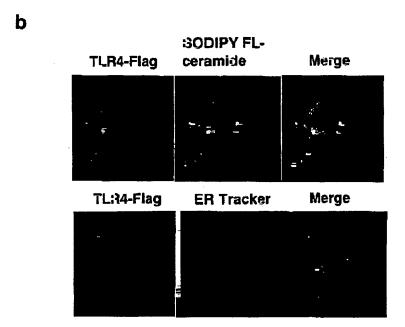
【図2】











BEST AVAILABLE COR